

(19) 日本国特許庁 (J P)

(12) 公開特許公報 (A)

(11) 特許出願公開番号

特開平8-231598

(43) 公開日 平成8年(1996)9月10日

(51) Int. Cl. ⁶	識別記号	庁内整理番号	F I	技術表示箇所
C07K 16/24		8517-4H	C07K 16/24	
1/16			1/16	
1/18			1/18	
1/22			1/22	
1/26			1/26	

審査請求 未請求 請求項の数12 F D (全14頁) 最終頁に続く

(21) 出願番号 特願平7-58240

(22) 出願日 平成7年(1995)2月23日

(71) 出願人 000155908

株式会社林原生物化学研究所

岡山県岡山市下石井1丁目2番3号

(72) 発明者 國方 敏夫

岡山県岡山市神田町2丁目8番49号

(72) 発明者 谷口 睦子

岡山県岡山市平井5丁目3番30-5号

(72) 発明者 河野 恵三

岡山県赤磐郡瀬戸町沖155番地-6

(72) 発明者 栗本 雅司

岡山県岡山市学南町2丁目7番25号

(54) 【発明の名称】 モノクローナル抗体

(57) 【要約】

【目的】 免疫担当細胞において I F N- γ の産生を誘導するポリペプチドに特異的なモノクローナル抗体及びそのモノクローナル抗体を産生し得るハイブリドーマ並びにそれらの用途を提供する。

【構成】 特定のアミノ酸配列を有するポリペプチドに特異的なモノクローナル抗体と、そのモノクローナル抗体を産生し得るハイブリドーマと、そのハイブリドーマを生体外又は生体内で培養する工程と、その培養物又は体液からモノクローナル抗体を採取する工程を含んでなるモノクローナル抗体の製造方法と、モノクローナル抗体をポリペプチドと夾雑物質を含む混合物に接触させてモノクローナル抗体にポリペプチドを吸着させる工程と、吸着したポリペプチドをモノクローナル抗体から脱着させる工程を含んでなるポリペプチドの精製方法と、被検試料にモノクローナル抗体を接触せしめ、免疫反応によりポリペプチドを検出するポリペプチドの検出方法を要旨とする。

【特許請求の範囲】

【請求項1】 配列表における配列番号1に示すアミノ酸配列又はそれに相同的なアミノ酸配列（ただし、符号「Xaa」を付して示したアミノ酸は、イソロイシン又はトレオニンを表わすものとする。）を有し、免疫担当細胞においてインターフェロン- γ の産生を誘導するポリペプチドに特異的なモノクローナル抗体。

【請求項2】 IgG又はIgMのクラスに属する請求項1に記載のモノクローナル抗体。

【請求項3】 モノクローナル抗体がモノクローナル抗体H-1mAb又はH-2mAbである請求項1又は2に記載のモノクローナル抗体。

【請求項4】 請求項1乃至3に記載のモノクローナル抗体を産生し得るハイブリドーマ。

【請求項5】 ハイブリドーマがハイブリドーマH-1又はH-2である請求項4に記載のハイブリドーマ。

【請求項6】 請求項1乃至3に記載のモノクローナル抗体を産生し得るハイブリドーマを生体外又は生体内で培養する工程と、その培養物又は体液からハイブリドーマを採取する工程を含んでなるモノクローナル抗体の製造方法。

【請求項7】 ハイブリドーマがハイブリドーマH-1又はH-2である請求項6に記載のモノクローナル抗体の製造方法。

【請求項8】 培養物又は体液からモノクローナル抗体を塩析、透析、濾過、濃縮、遠心分離、分別沈殿、ゲル濾過クロマトグラフィー、イオン交換クロマトグラフィー、アフィニティークロマトグラフィー、ゲル電気泳動及び／又は等電点電気泳動により採取する請求項7に記載のモノクローナル抗体の製造方法。

【請求項9】 請求項1乃至3に記載のモノクローナル抗体を配列表における配列番号1に示すアミノ酸配列又はそれに相同的なアミノ酸配列（ただし、符号「Xaa」を付して示したアミノ酸は、イソロイシン又はトレオニンを表わすものとする。）を有し、免疫担当細胞においてインターフェロン- γ の産生を誘導するポリペプチドと夾雑物質を含む混合物に接触させてモノクローナル抗体にポリペプチドを吸着せしめる工程と、吸着したポリペプチドをモノクローナル抗体から脱着させる工程を含んでなるポリペプチドの精製方法。

【請求項10】 モノクローナル抗体が水不溶性担体に結合している請求項9に記載のポリペプチドの精製方法。

【請求項11】 請求項1乃至3に記載のモノクローナル抗体を被検試料に接触せしめ、免疫反応により配列表における配列番号1に示すアミノ酸配列又はそれに相同的なアミノ酸配列（ただし、符号「Xaa」を付して示したアミノ酸は、イソロイシン又はトレオニンを表わすものとする。）を有し、免疫担当細胞においてインターフェロン- γ の産生を誘導するポリペプチドを検出する

ポリペプチドの検出方法。

【請求項12】 モノクローナル抗体が放射性物質、酵素及び／又は蛍光物質により標識されている請求項11に記載のポリペプチドの検出方法。

【発明の詳細な説明】

【0001】

【産業上の利用分野】 この発明は新規なモノクローナル抗体に関するものであり、詳細には、免疫担当細胞においてインターフェロン- γ （以下、「IFN- γ 」と略記する。）の産生を誘導するポリペプチドに特異的なモノクローナル抗体に関するものである。

【0002】

【従来の技術】 IFN- γ は、抗ウイルス作用、抗腫瘍作用、免疫調節作用を有する蛋白質として知られ、抗原やマイトジェンによる刺激を受けた免疫担当細胞が産生すると云われている。これら生物作用ゆえに、IFN- γ はその発見当初より抗腫瘍剤としての実用化が鶴首され、現在では脳腫瘍を始めとする悪性腫瘍一般の治療剤として精力的に臨床試験が進められている。現在入手し得るIFN- γ は免疫担当細胞が産生する天然型IFN- γ と、免疫担当細胞から採取したIFN- γ をコードするDNAを大腸菌に導入してなる形質転換体が産生する組換え型IFN- γ に大別され、上記臨床試験においては、これらのうちのいずれかが「外来IFN- γ 」として投与されている。

【0003】 このうち、天然型IFN- γ は、通常、培養株化した免疫担当細胞をIFN- γ 誘導剤を含む培養培地で培養し、その培養物を精製することにより製造される。この方法では、IFN- γ 誘導剤の種類がIFN- γ の産生量や精製のし易さ、さらには、製品の安全性等に多大の影響を及ぼすと云われており、通常、コンカナバリンA、レンズ豆レクチン、アメリカヤマゴボウレクチン、エンドトキシン、リボ多糖などのマイトジェンが頻用される。しかしながら、これら物質は、いずれも分子に多様性があり、給源や精製方法に依って品質が変動し易く、誘導能の一定したIFN- γ 誘導剤を所望量入手し難いという問題がある。くわえて、上記物質の多くは生体に投与すると顕著な副作用を示したり、物質に依っては毒性を示すものすらあり、生体に直接投与してIFN- γ の産生を誘導するのが極めて困難であった。

【0004】 本発明者らが、哺乳類の細胞が産生するサイトカインにつき研究していたところ、マウスの肝臓中にIFN- γ の産生を誘導する物質が存在することを見出した。カラムクロマトグラフィーを中心とする種々の精製方法を組合せてこの物質を単離し、その性質・性状を調べたところ、その本質は蛋白質であり、次のような理化学的性質を有していることが判明した。

(1) 分子量

SDS-ポリアクリルアミドゲル電気泳動法又はゲル濾過法で測定すると、分子量19,000 \pm 5,000ダ

ルトンを示す。

(2) 等電点

クロマトフォーカシング法で測定すると、 4.8 ± 1.0 に等電点を示す。

(3) 部分アミノ酸配列

配列表における配列番号4及び5に示す部分アミノ酸配列を有する。

(4) 生物作用

免疫担当細胞においてIFN- γ の産生を誘導する。

【0005】斯かる理化学的性質を有する蛋白質は未だ知られておらず、新規物質であると判断される。そこで、本発明者らが、引続き、マウス肝細胞を鋭意検索したところ、このDNAは471塩基対からなり、配列表における配列番号6に示すアミノ酸配列をコードしていることが判明した。

【0006】これら知見に基づき、ヒト肝細胞を引続き検索したところ、免疫担当細胞においてIFN- γ の産生を誘導するさらに別の新規物質をコードするDNAが得られた。この物質の本質はポリペプチドであり、DNAを解読したところ、配列表における配列番号1に示すアミノ酸配列を含んでなることが判明した。その後、このDNAを大腸菌に導入し、発現させたところ、培養物中にポリペプチドが好収量で産生した。以上の知見は、同じ特許出願人による特願平6-18416号明細書及び特願平6-304203号明細書に開示されている。

【0007】上述のとおり、当該ポリペプチドは免疫担当細胞においてIFN- γ の産生を誘導する性質を具備しており、汎用IFN- γ 誘導剤、さらには、抗ウイルス剤、抗腫瘍剤、抗菌剤、免疫調節剤、血小板増加剤などとして多種多様な用途が期待される。一般に、生理活性ポリペプチドを医薬品に配合使用しようとする、そのポリペプチドを高度且つ効率的に精製し得る方法や、数多くの被検試料を一度にアッセイする方法の開発が不可欠となる。斯かる精製及びアッセイを可能ならしめる最良の材料はモノクローナル抗体であるが、当該ポリペプチドに特異的なモノクローナル抗体は未だ樹立されていない。

【0008】

【発明により解決すべき課題】斯かる状況に鑑み、この発明の目的は、斯かるポリペプチドに特異的なモノクローナル抗体を提供することにある。

【0009】この発明の別の目的は、斯かるモノクローナル抗体を産生し得るハイブリドーマを提供することにある。

【0010】この発明のさらに別の目的は、斯かるモノクローナル抗体の製造方法を提供することにある。

【0011】この発明のさらに別の目的は、斯かるモノクローナル抗体による当該ポリペプチドの精製方法を提供することにある。

【0012】この発明のさらに別の目的は、斯かるモノ

クローナル抗体による当該ポリペプチドの検出方法を提供することにある。

【0013】

【課題を解決するための手段】この発明は、前記第一の課題を、配列表における配列番号1に示すアミノ酸配列又はそれに相同的なアミノ酸配列（ただし、符号「Xaa」を付して示したアミノ酸は、イソロイシン又はトレオニンを表わすものとする。）を有し、免疫担当細胞においてIFN- γ の産生を誘導するポリペプチドに特異的なモノクローナル抗体により解決するものである。

【0014】この発明は、前記第二の課題を、斯かるモノクローナル抗体を産生し得るハイブリドーマにより解決するものである。

【0015】この発明は、前記第三の課題を、斯かるモノクローナル抗体を産生し得るハイブリドーマを生体外又は生体内で培養する工程と、その培養物又は体液からモノクローナル抗体を採取する工程を含んでなるモノクローナル抗体の製造方法により解決するものである。

【0016】この発明は、前記第四の課題を、斯かるモノクローナル抗体を当該ポリペプチドと夾雑物質を含む混合物に接触させてモノクローナル抗体にポリペプチドを吸着させる工程と、吸着したポリペプチドをモノクローナル抗体から脱着させる工程を含んでなるポリペプチドの精製方法により解決するものである。

【0017】この発明は、前記第五の課題を、被検試料に斯かるモノクローナル抗体を接触せしめ、免疫反応により当該ポリペプチドを検出するポリペプチドの検出方法により解決するものである。

【0018】

【作用】この発明のモノクローナル抗体は、特定のアミノ酸配列を有するポリペプチドに特異的に反応する。

【0019】この発明のハイブリドーマは、生体内外で培養すると、斯かるモノクローナル抗体を産生する。

【0020】この発明による製造方法によるときは、斯かるモノクローナル抗体の所望量が容易に得られる。

【0021】この発明による精製方法によるときは、当該ポリペプチドと夾雑物質を含む混合物から、当該ポリペプチドが高純度且つ効率的に採取される。

【0022】この発明による検出方法によるときは、被検試料中の当該ポリペプチドのみが免疫反応を呈するので、適宜手法によりその免疫反応を測定することにより、被検試料中の当該ポリペプチドを定性的又は定量的に検出することができる。

【0023】以下、実施例等に基づきこの発明を説明するに、この発明でいうモノクローナル抗体とは、配列表における配列番号1に示すアミノ酸配列又はそれに相同的なアミノ酸配列を有するポリペプチドに特異的なモノクローナル抗体全般を包含するものとし、その出所・由来、クラスは問わない。配列表における配列番号1に示すアミノ酸配列に相同的なアミノ酸配列とは、免疫担当

細胞におけるIFN- γ の産生を誘導する性質が実質的に失われない範囲で、その配列番号1のアミノ酸配列におけるアミノ酸の1個又は2個以上を他のアミノ酸で置換したもの、配列番号1のアミノ酸配列におけるN末端及び/又はC末端にアミノ酸が1又は2個以上付加したもの及びそのN末端及び/又はC末端のアミノ酸が1個又は2個以上欠失したものを包含する。

【0024】この発明のモノクローナル抗体は、斯かるポリペプチド又はその抗原性フラグメントを抗原として用いることにより得ることができる。具体的には、例えば、斯かる抗原で免疫感作しておいた哺乳動物より採取した抗体産生細胞と無限増殖可能な哺乳類由来の細胞とのハイブリドーマを作製し、これよりこの発明のモノクローナル抗体を産生し得るハイブリドーマのクローンを選択し、これを生体内外で培養することにより得ることができる。

【0025】抗原となり得るポリペプチドは、特願平6-304203号明細書に開示したように、例えば、配列表における配列番号1に示すアミノ酸配列又はそれに相同的なアミノ酸配列をコードするDNAを導入した形質転換体を培養することにより得ることができ、それらは、通常、完全精製又は部分精製した状態で使用される。抗原性フラグメントを得るには、これら完全精製品又は部分精製品を化学的又は酵素的に分解するか、配列表における配列番号1に示すアミノ酸配列に基づきペプチド合成すればよい。

【0026】免疫感作は慣用の方法によればよく、例えば、上記のごとき抗原を単独又は適宜アジュバントとともに哺乳動物の静脈、皮内、皮下又は腹腔内に注射接種し、一定期間飼育する。哺乳動物に特に限定はなく、所期の抗体産生細胞が得られるかぎり、種類、大きさ、雌雄は問わない。通常はラット、マウス、ハムスターなどのげっ歯類が用いられ、後記無限増殖可能な哺乳類由来の細胞との適合性も勘案しながら、最適のものが選択される。用いる哺乳動物の種類や大きさにも依るが、抗原の接種量は、通常、総接種量を約5乃至500 μ g/匹とし、これを約1乃至2週間の間隔を置いて2乃至5回に分けて接種する。そして、最終接種から3乃至5日後に脾臓を摘出し、分散して抗体産生細胞としての脾細胞を得る。

【0027】つぎに、斯くして得られた抗体産生細胞と無限増殖可能な哺乳類由来の細胞とを融合させて、目的のハイブリドーマを含む細胞融合産物を得る。無限増殖可能な哺乳類由来の細胞には、通常、P3-NS1-Ag4-1細胞(ATCC TIB18)、P3-X63-Ag8細胞(ATCC TIB9)及びSP2/O-Ag14細胞(ATCC CRL1581)などのマウス骨髄腫由来の細胞株又はその変異株が用いられる。細胞融合は、例えば、ポリエチレングリコールやセンダイウイルスを始めとする融合促進剤や電気パルスによる慣

用の方法が用いられ、一例を挙げると、融合促進剤を含む融合培地に抗体産生細胞と無限増殖可能な哺乳類由来の細胞を約1:1乃至1:10の割合で浮遊させ、この状態のまま、約30乃至40℃で約1乃至5分間インキュベートする。融合培地には、例えば、MEM培地、RPMI1640培地及びイスコフ改変ダルベコ培地を始めとする通常一般のものをを用い得るが、ウシ血清などの血清類は除いておくのが望ましい。

【0028】目的のハイブリドーマを選択するには、まず、上記のようにして得た細胞融合産物をHAT培地などの選択用培地に移し、約30乃至40℃で約3日乃至3週間培養してハイブリドーマ以外の細胞を死滅させる。つぎに、ハイブリドーマを常法により培養し、培養物中に分泌された抗体につき、当該ポリペプチドとの反応性を試験する。試験には、エンザイムイムノアッセイ、ラジオイムノアッセイ及びバイオアッセイなどの抗体を検出するための慣用の方法が用いられ、例えば、富山朔二・安東民衛編『単クローン抗体実験マニュアル』、1991年、講談社サイエンティフィック発行、第105乃至152頁にはそのための方法が種々詳述されている。当該ポリペプチドに特異的な抗体を産生するハイブリドーマは、限界希釈法などにより、直ちにクローニングされ、単一クローン化されたこの発明によるハイブリドーマを得る。

【0029】この発明のモノクローナル抗体は、斯かるハイブリドーマを生体内外で培養することにより得ることができる。培養には、哺乳類由来の細胞を培養するための慣用の方法が用いられ、例えば、生体外の培養培地で培養するときには、その培養物から、一方、ヒト以外の温血動物に移植して生体内で培養するときには、その腹水及び/又は血液からモノクローナル抗体を採取する。後述のハイブリドーマH-1及びH-2はモノクローナル抗体の産生能高く、しかも、生体内外における培養が容易であるという特徴がある。培養物又は腹水若しくは血液からモノクローナル抗体を採取するには、抗体一般を精製するための斯界における慣用の方法が用いられる。個々の方法としては、例えば、塩析、透析、濾過、濃縮、遠心分離、分別沈殿、ゲル濾過クロマトグラフィー、イオン交換クロマトグラフィー、アフィニティークロマトグラフィー、高速液体クロマトグラフィー、ゲル電気泳動及び等電点電気泳動が挙げられ、これらは必要に応じて組合せて適用される。精製したモノクローナル抗体は、その後、濃縮・乾燥し、用途に応じて液状又は固状とする。

【0030】この発明のモノクローナル抗体は、イムノアフィニティークロマトグラフィーによる当該ポリペプチドの精製にきわめて有用である。斯かる精製方法は、この発明のモノクローナル抗体を当該ポリペプチドと当該ポリペプチド以外の夾雑蛋白質を始めとする夾雑物質との混合物に接触させてモノクローナル抗体に当該ポリ

ペプチドのみを吸着させる工程と、吸着したポリペプチドをモノクローナル抗体から脱着させる工程を含んでなり、両工程は、通常、水性媒体中で行なわれる。この発明のモノクローナル抗体は、通常、ゲル状の水不溶性担体に結合した状態で用いられ、その水不溶性担体を円筒管などにカラム状に充填し、これに、例えば、形質転換体の培養液又はそれらの部分精製品を通液すると、実質的に当該ポリペプチドのみが水不溶性担体上のモノクローナル抗体に吸着する。吸着したポリペプチドは、モノクローナル抗体周囲の水素イオン濃度を変えることにより、容易に脱着させることができ、例えば、1 g Gのクラスに属するモノクローナル抗体を用いる場合は酸性側のpH、通常、pH 2乃至3で、一方、1 g Mのクラスに属するモノクローナル抗体を用いる場合はアルカリ側のpH、通常、pH 10乃至11で脱着・溶出させる。

【0031】この発明の精製方法によるときには、当該ポリペプチドを最少限の労力と時間で高度に精製できる。前述のとおり、当該ポリペプチドは、免疫担当細胞においてIFN- γ の産生を誘導する性質を具備するので、得られた精製ポリペプチドは細胞培養法によりIFN- γ を製造する際の誘導剤として、さらには、IFN- γ に感受性を有する疾患、例えば、エイズや尖圭コンジロムなどのウイルス性疾患、腎臓癌、肉芽腫、菌状息肉症、脳腫瘍などの悪性腫瘍、関節リウマチやアレルギー症などの免疫疾患に対する治療剤・予防剤として有用である。当該ポリペプチドがキラー細胞による細胞障害性を増強する性質を兼備する場合には、インターロイキン2や腫瘍壊死因子と適宜併用することにより、養子免疫療法による肺癌、腎臓癌、乳癌などの固形癌を含む悪性腫瘍の治療における治療効果や副作用の改善に著効が得られる。

【0032】この発明のモノクローナル抗体は、当該ポリペプチドの検出を必要とする諸分野にも広範な用途を有する。すなわち、この発明のモノクローナル抗体にラジオイムノアッセイ、エンザイムイムノアッセイ、蛍光イムノアッセイなどの標識イムノアッセイを適用するときには、被検試料中の当該ポリペプチドを迅速且つ正確に定性又は定量分析することができる。斯かる分析において、この発明のモノクローナル抗体は、例えば、放射性物質、酵素及び/又は蛍光物質により標識して用いられる。この発明のモノクローナル抗体は当該ポリペプチドに特異的に反応し、免疫反応を呈するので、その免疫反応をこれら標識物質を指標に測定すれば、被検試料中のごく微量の当該ポリペプチドを精度良く検出することができる。標識イムノアッセイは、バイオアッセイと比較して、一度に数多くの被検試料を分析できるうえに、分析に要する時間と労力が少なく済み、しかも、分析が高精度であるという特徴がある。したがって、この発明による検出方法は、当該ポリペプチドを製造する際の工程管理や製品の品質管理にきわめて有用である。な

お、この発明はモノクローナル抗体の標識や標識アッセイそのものに係わるものではないので詳細な説明は省くが、例えば、ビー・ティッセン著、石川栄治訳『エンザイムイムノアッセイ』、1989年、東京化学同人発行、第196乃至348頁などにはそのための方法が種々詳述されている。

【0033】以下、実施例に基づきこの発明を説明するが、斯界の技術水準においては、斯かる実施例は多種多様に改変可能である。斯かる技術水準に鑑み、この発明がこれら実施例のみに限定されるべきでないことは言うまでもない。

【0034】

【実施例1 ハイブリドーマH-1の調製】

【0035】

【実施例1-1 形質転換体KGFHH2の作製】0.5 ml容反応管に25 mM塩化マグネシウムを8 μ l、10 \times PCR緩衝液を10 μ l、25 mM dNTPミックスを1 μ l、2.5単位/ μ lアンブリタックDNAポリメラーゼを1 μ l、特願平6-304203号明細書に記載された方法にしたがってファージDNAクローンから調製した配列表における配列番号2に示す塩基配列を有し、配列番号1に示すアミノ酸配列のポリペプチドをコードするDNAを含む組換えDNAを1 ng、配列表の配列番号1におけるN末端及びC末端付近のアミノ酸配列に基づき化学合成した5'-ATAGAATTCAAATGTACTTTGGCAAGCTTGAA TC-3'及び5'-ATAAAGCTTCTAGTCTTCGTTTTGAAC-3'で表わされる塩基配列のセンスプライマー及びアンチセンスプライマーの適量を加え、滅菌蒸留水で100 μ lとした。常法により、この混合物を94℃で1分間、43℃で1分間、72℃で1分間、この順序でインキュベートするサイクルを3回繰返した後、さらに、94℃で1分間、60℃で1分間、72℃で1分間、この順序でインキュベートするサイクルを40回繰返してPCR反応させた。

【0036】このPCR産物とストラタジーン製プラスミドベクター『pCR-Script SK (+)』を常法にしたがってDNAリガーゼにより連結して組換えDNAとし、これをコンピテントセル法によりストラタジーン製大腸菌株『XL-1 Blue MRF⁺Kan』に導入して形質転換した。形質転換体を50 μ g/mlアンピシリンを含むL-ブロス培地(pH 7.2)に接種し、37℃で18時間振盪培養した後、培養物を遠心分離して形質転換体を採取し、通常のアルカリ-SDS法を適用して組換えDNAを単離した。この組換えDNAの一部をとり、ジデオキシ法により分析したところ、配列表の配列番号2に示す塩基配列における5'末端及び3'末端にそれぞれEcoRI切断部位及びHindIII切断部位を、また、その配列番号2に併記したアミノ酸配列におけるN末端及びC末端のそれ

ぞれ直前及び直後に対応する部位にポリペプチド合成開始のためのメチオニンコドン及びポリペプチド合成終止のためのTAGコドンを含むDNAを含んでいた。

【0037】そこで、常法にしたがって残りの組換えDNAを制限酵素EcoRI及びHindIIIで切断後、宝酒造製DNAライゲーションキット『DNAライゲーション・キット・バージョン2』を使用して、得られたEcoRI-HindIII DNA断片0.1 μ gと予め同じ制限酵素で切断しておいたファルマシア製プラスミドベクター『pKK223-3』10ngを16℃で30分間反応させて連結して複製可能な組換えDNA『pKGFHH2』を得た。コンピテントセル法により、この組換えDNA pKGFHH2で大腸菌Y1090株(ATCC37197)を形質転換し、得られた形質転換体『KGFHH2』を5.0 μ g/mlアンピシリンを含むL-プロス培地(pH7.2)に接種し、37℃で18時間振盪培養した。培養物を遠心分離して形質転換体を採取し、その一部に通常のSDS-アルカリ法を適用して組換えDNA pKGFHH2を抽出した。ジデオキシ法により分析したところ、図1に示すように、組換えDNA pKGFHH2においては、配列表における配列番号2に示す塩基配列を含むKGFHH2 cDNAがTacプロモータの下流に連結されていた。

【0038】

【実施例1-2 形質転換体KGFHH2によるポリペプチドの産生】オートクレーブによりアンピシリン50 μ g/mlを含むL-プロス培地(pH7.2)を滅菌し、37℃に冷却後、実施例1-1で作製した形質転換体KGFHH2を接種し、振盪下、同じ温度で18時間種培養した。201容ジャーファーマンタに新鮮な同一培地を18lとり、同様に滅菌し、37℃に冷却後、上記で得た種培養物を1% (v/v) 接種し、同じ温度で8時間通気攪拌培養した。培養物を遠心分離して菌体を採取し、150mM塩化ナトリウム、16mM磷酸水素二ナトリウム及び4mM磷酸二水素ナトリウムを含む混液(pH7.3)に浮遊させ、超音波破碎後、遠心分離により菌体破碎物を除去し、上清を採取した。

【0039】この上清に氷冷下で硫酸アンモニウムを40% (w/v) まで加え、均一に溶解し、暫時静置し、遠心分離後、上清を採取した。この上清を予め1.5M硫酸アンモニウムを含む150mM磷酸緩衝液(pH6.6)に溶解し、溶液を予め1.5M硫酸アンモニウムを含む10mM磷酸緩衝液(pH6.6)により平衡化しておいたファルマシア製『フェニル・セファロー』のカラムに負荷し、カラムを新鮮な同一緩衝液で洗浄後、1.5Mから0Mに下降する硫酸アンモニウムの濃度勾配下、10mM磷酸緩衝液(pH6.6)を通液した。

【0040】つぎに、硫酸アンモニウム濃度1.0M付

近で溶出した画分をプールし、膜濃縮後、10mM磷酸緩衝液(pH6.5)に対して4℃で18時間透析し、予め10mM磷酸緩衝液(pH6.5)により平衡化しておいた東ソー製『DEAE5PW』のカラムに負荷し、カラムを新鮮な同一緩衝液で洗浄後、0Mから0.2Mに上昇する塩化ナトリウムの濃度勾配下、10mM磷酸緩衝液(pH6.5)を通液し、塩化ナトリウム濃度0.05M付近で溶出した画分を採取した。

【0041】その後、この画分を膜濃縮し、予め磷酸食塩緩衝液(以下、「PBS」と云う。)により平衡化しておいたファルマシア製『スーパー・デックス75』のカラムに負荷し、新鮮なPBSを通液して溶出した分子量18,500ダルトン付近の画分を採取したところ、精製蛋白質を約5.2mg含む水溶液が得られた。全精製工程を通じての収率は約10%であった。

【0042】特願平6-304203号明細書に記載した方法に準じて分析したところ、精製蛋白質は次のような理化学的性質を有していた。すなわち、非還元条件下でSDS-ポリアクリルアミドゲル電気泳動すると、分子量18,500 \pm 3,000ダルトンに相当する位置にIFN- γ 誘導能ある主たるバンドを示す一方、クロマトフォーカシングすると、4.9 \pm 1.0に等電点を示した。また、そのN末端は、配列表の配列番号1に示すアミノ酸配列におけるN末端にメチオニンが結合した配列番号3に示すアミノ酸配列を有していた。

【0043】

【実施例1-3 ハイブリドーマH-1の調製】10週齢BALB/cマウスの腹腔内に実施例1-2の方法により得た精製ポリペプチドを完全フロイントアジュバントともに20 μ g/匹の割合で注射接種した。その後、2週間おきに同一量を2回接種し、最後の接種から1週間後に同一量をさらに静脈注射し、3日後に脾臓を摘出し、分散して脾細胞を得た。

【0044】この脾細胞とマウス骨髓腫由来のSP2/0-Ag14細胞(ATCC CRL1581)を37℃に予温しておいた血清無含有のRPMI1640培地(pH7.2)にそれぞれ細胞密度3 \times 10⁴個/ml及び1 \times 10⁴個/mlになるように浮遊させ、遠心分離後、沈澱部を採取した。この沈澱に平均分子量1,500ダルトンの50% (w/v) ポリエチレングリコールを含む血清無含有のRPMI1640培地(pH7.2)1mlを1分間かけて滴々加え、37℃で1分間インキュベートした後、全量が50mlになるまで血清無含有のRPMI1640培地(pH7.2)を滴々加え、遠心分離後、沈澱部を採取した。この沈澱をHAT培地に浮遊させ、96ウェルマイクロプレートに200 μ l/ウェルずつ分注し、37℃で1週間インキュベートしてハイブリドーマを選択した。

【0045】各ウェルにおける培養上清中に分泌された抗体につき、実施例1-2の方法により得た精製ポリペ

ブチドとの反応性をエンザイムイムノアッセイにより調べ、同精製ポリペプチドに反応性を示す抗体を産生するハイブリドーマを選別した。引続き、このハイブリドーマに常法にしたがって限界希釈を繰返し適用し、この発明のモノクローナル抗体を産生し得るハイブリドーマのクローンH-1を得た。

【0046】

【実施例2 モノクローナル抗体H-1mAbの調製とウェスタンブロッティング分析】

【0047】

【実施例2-1 モノクローナル抗体H-1mAbの調製】実施例1-3の方法により得たハイブリドーマH-1を細胞密度約 1×10^6 個/mlになるように5% (v/v) ウシ血清を補足したRPMI 1640培地 (pH 7.2) に浮遊させ、培養規模を拡大しながら、5% CO₂ インキュベータ中、37℃で培養した。所期の細胞密度に達した時点で、ハイブリドーマH-1を予めプリスタン 0.5 ml /匹腹腔内注射しておいた8週齢のBALB/cマウスの腹腔内に 1×10^7 個/匹注射接種し、通常の方法で1週間飼育した。

【0048】マウスから腹水を採取し、PBSで3倍希釈した後、硫酸アンモニウムを50%飽和になるように加え、4℃で24時間静置し、遠心分離後、沈殿部を採取した。この沈殿を20mM 磷酸二水素カリウム水溶液 (pH 6.7) に対して4℃で一晩透析した後、予め新鮮な同一水溶液で平衡化しておいたヒドロキシアパタイトカラムに負荷し、濃度が20mMから300mMに直線的に上昇する磷酸二水素カリウム水溶液 (pH 6.7) を通液したところ、この発明のモノクローナル抗体H-1mAbを含む水溶液が得られた。収量は、マウス1匹当たり、約5mgであった。常法にしたがって分析したところ、このモノクローナル抗体H-1mAbはIgG₁のクラスに属していた。

【0049】

【実施例2-2 ウェスタンブロッティング分析】ジチオトレイトール100mg、10% (w/v) SDS水溶液 0.5 ml 及びグリセロール1mlからなる混液に実施例1-2の方法により得た精製ポリペプチドを1 μg 加え、37℃で1時間インキュベートした後、SDS-ポリアクリルアミドゲル電気泳動した。常法によりゲルをニトロセルロース膜に移し、ニトロセルロース膜をハイブリドーマH-1の培養上清に1時間浸漬した後、0.05% (v/v) ツイーン20を含む50mM トリス-塩酸緩衝液 (pH 7.5) で洗浄して過剰の抗体を除いた。ニトロセルロース膜を西洋ワサビパーオキシダーゼで標識したウサギ由来の抗マウスIgG抗体を含むPBSに1時間浸漬して反応させ、0.05% (v/v) ツイーン20を含む50mM トリス-塩酸緩衝液 (pH 7.5) で洗浄後、0.005% (v/v) 過酸化水素と0.3mg/ml ジアミノベンジジンを含む50mM

トリス-塩酸緩衝液 (pH 7.5) に浸漬して発色させた。

【0050】同時に、精製ポリペプチドに代えて組換え型ヒトインターロイキン12を用いる系を設け、上記と同様に処置して対照とした。なお、分子量マーカには、ウシ血清アルブミン (67,000ダルトン)、オボアルブミン (45,000ダルトン)、カルボニックアンヒドラーゼ (30,000ダルトン)、トリブシンインヒビター (20,100ダルトン) 及び α -ラクトアルブミン (14,400ダルトン) を用いた。結果を図2に示す。

【0051】図2の結果に見られるように、モノクローナル抗体H-1mAbは、実施例1-2の方法により得た精製ポリペプチド (レーン1) にのみ特異的に反応し、ヒトインターロイキン12 (レーン2) には全く反応しなかった。このことは、この発明のモノクローナル抗体が特定のアミノ酸配列を有するポリペプチドに特異的に反応することを裏付けている。

【0052】

20 【実施例3 ハイブリドーマH-2及びモノクローナル抗体H-2mAbの調製】

【0053】

【実施例3-1 ハイブリドーマH-2の作製】実施例2-1において、SP/0-14Ag細胞に代えてマウス骨髓腫由来のP3-X63-Ag8細胞 (ATCC TIB9) を用いた以外、同様に処置して単クローン化されたハイブリドーマH-2を得た。

【0054】

30 【実施例3-2 モノクローナル抗体H-2mAbの調製】実施例3-1で得たハイブリドーマH-2を実施例2-1と同様にして培養し、培養物を精製したところ、BALB/cマウス1匹当たり、約5.6mgのモノクローナル抗体H-2mAbが得られた。常法により分析したところ、このモノクローナル抗体H-2mAbはIgMのクラスに属していた。また、実施例2-2と同様にしてウェスタンブロッティング分析したところ、実施例1-2の方法により得た精製ポリペプチドにのみ特異的に反応した。

【0055】

40 【実施例4 イムノアフィニティークロマトグラフィーによるポリペプチドの精製】

【0056】

【実施例4-1 イムノアフィニティークロマトグラフィー用ゲルの調製】実施例2-1の方法により得たモノクローナル抗体H-1mAbを80mgとり、0.5M 塩化ナトリウムを含む0.1M 硼酸緩衝液 (pH 8.5) に対して4℃で一晩透析した。水不溶性担体としてファルマシア製『CNBr-活性化セファロース4B』4gを1mM 塩酸水溶液中で膨潤させ、新鮮な同一塩酸水溶液、0.5M 塩化ナトリウムを含む0.1M 硼酸緩

衝液 (pH 8.5) の順序で洗浄した後、上記のモノクローナル抗体水溶液約 10 ml を加え、室温下で 2 時間、4℃ でさらに一晚緩やかに攪拌した。その後、ゲルを 1 M エタノールアミン水溶液 (pH 8.0) で洗浄し、さらに、0.5 M 塩化ナトリウムを含む 0.1 M 硼酸緩衝液 (pH 8.5) 及び 0.5 M 塩化ナトリウムを含む 0.1 M 酢酸緩衝液 (pH 4.0) をこの順序で用いて洗浄する工程を 5 回繰返し、最後に PBS で洗浄してイムノアフィニティークロマトグラフィー用ゲルを得た。常法により分析したところ、ゲル 1 ml 当たり、約 6 mg のモノクローナル抗体 H-1mAb が結合していた。

【0057】

【実施例 4-2 イムノアフィニティークロマトグラフィーによるポリペプチドの精製】実施例 4-1 で得たイムノアフィニティークロマトグラフィー用ゲル 10 ml をプラスチック製円筒管内部にカラム状に充填し、PBS で洗浄後、実施例 1-2 の方法により得た当該ポリペプチドを約 0.1 mg/ml 含むフェニルセファロース溶出画分 10 ml を負荷した。新鮮な PBS で洗浄した後、カラムに 1 M 塩化ナトリウムを含む 0.1 M グリシン-塩酸緩衝液 (pH 2.5) を通液し、IFN- γ 誘導能ある画分を採取した。採取した画分をブールし、PBS に対して 4℃ で一晚透析し、濃縮後、IFN- γ 誘導活性及び蛋白質含量を測定したところ、純度 95% 以上の精製ポリペプチドが、原料当たり、ほぼ 100% の収量で得られていた。

【0058】

【実施例 5 エンザイムイムノアッセイによるポリペプチドの検出】常法にしたがって、実施例 1-2 の方法により得た精製ポリペプチドでウサギを免疫感作した後、血液を採取し、IgG 抗体を単離した。この IgG 抗体を PBS に 20 μ g/ml になるように溶解し、96 ウェルマイクロプレートに 100 μ l/ウェルずつ分注した。マイクロプレートを室温下で 3 時間インキュベートした後、IgG 溶液を除き、1% (w/v) ウシ血清アルブミンを含む PBS を 200 μ l/ウェルずつ加え、4℃ で一晚静置した。

【0059】マイクロプレートから PBS を除き、0.05% (v/v) ツイーン 20 を含む PBS で洗浄後、実施例 1-2 の方法により得た精製ポリペプチドを 0.5% (w/v) ウシ血清アルブミンを含む PBS により適宜濃度に希釈して 100 μ l/ウェルずつ加え、振盪下、室温下で 2 時間反応させた。0.05% (v/v) ツイーン 20 を含む PBS で洗浄し、ビオチン標識したモノクローナル抗体 H-1mAb を 100 μ l/ウェルずつ加え、振盪しながら室温下で 2 時間反応させ、0.05% (v/v) ツイーン 20 を含む PBS で洗浄した後、西洋ワサビパーオキシダーゼとストレプトアビジンとの複合体を 100 μ l/ウェルずつ加え、振盪しながら

ら室温下でさらに 2 時間反応させた。0.05% (v/v) ツイーン 20 を含む PBS で洗浄後、精製ポリペプチドに結合した西洋ワサビパーオキシダーゼの活性を α -フェニレンジアミンを基質に波長 492 nm における吸光度として測定した。結果を表 1 に示す。

【0060】

【表 1】

ポリペプチド濃度 (μ g/ml)	吸光度 (A_{492}) *	相対誤差 (%)
1,000	1.51 \pm 0.05	3.3
500	0.93 \pm 0.05	5.4
250	0.55 \pm 0.03	5.5
100	0.25 \pm 0.02	8.0
50	0.137 \pm 0.007	5.1
25	0.080 \pm 0.007	8.8
0	0.024 \pm 0.007	—

註) * それぞれのポリペプチド濃度につき 3 回ずつ測定し、統計処理した数値である。

【0061】表 1 の結果から明らかなように、本検出方法によるときには、少なくとも約 50 乃至 1,000 μ g/ml の当該ポリペプチドを精度良く検出し得る。

【0062】

【実施例 6 ラジオイムノアッセイによるポリペプチドの検出】常法にしたがって、実施例 1-2 の方法により得た精製ポリペプチドでウサギを免疫感作した後、血液を採取し、IgG 抗体を単離した。この IgG 抗体を常法によりラジオイムノアッセイ用ポリスチレンビーズに吸着させ、2% (w/v) ウシ血清アルブミンを含む PBS 中、4℃ で一晚静置して固相抗体を得た。

【0063】試験管にこの固相抗体を 1 個ずつとり、実施例 1-2 の方法により得た精製ポリペプチドを 0.5% (w/v) ウシ血清アルブミンを含む PBS により適宜濃度に希釈して 0.2 ml ずつ加え、4℃ で 4 時間静置した。固相抗体を 0.05% (v/v) ツイーン 20 と 0.5% (w/v) ウシ血清アルブミンを含む PBS で洗浄した後、実施例 3-2 の方法により得たモノクローナル抗体 H-2mAb を常法により 125 I 標識して 0.2 ml (1×10^5 cpm) ずつ加え、4℃ で一晚静置した。過剰の標識抗体を除去し、0.05% (v/v) ツイーン 20 と 0.5% (w/v) ウシ血清アルブミンを含む PBS で洗浄した後、ガンマカウンタによりビーズの放射能を測定した。結果を表 2 に示す。

【0064】

【表 2】

ポリペプチド濃度 (pg/ml)	カウント数*	相対誤差 (%)
1,000.0	8,900 ± 200	2.9
500.0	4,100 ± 20	0.5
250.0	2,390 ± 50	2.1
125.0	1,590 ± 70	4.4
62.5	880 ± 10	1.1
0	700 ± 20	—

註)* それぞれのポリペプチド濃度につき3回ずつ測定し、統計処理した数値である。

【0065】表2の結果から明らかなように、本検出方法によるときには、少なくとも約100乃至1,000 pg/mlの当該ポリペプチドを精度良く検出できる。

【0066】

【発明の効果】以上説明したごとく、この発明のモノク

配列

```

Tyr Phe Gly Lys Leu Glu Ser Lys Leu Ser Val Ile Arg Asn Leu Asn Asp
1           5           10           15
Gln Val Leu Phe Ile Asp Gln Gly Asn Arg Pro Leu Phe Glu Asp Met Thr
20           25           30
Asp Ser Asp Cys Arg Asp Asn Ala Pro Arg Thr Ile Phe Ile Ile Ser Met
35           40           45           50
Tyr Lys Asp Ser Gln Pro Arg Gly Met Ala Val Thr Ile Ser Val Lys Cys
55           60           65
Glu Lys Ile Ser Xaa Leu Ser Cys Glu Asn Lys Ile Ile Ser Phe Lys Glu
70           75           80           85
Met Asn Pro Pro Asp Asn Ile Lys Asp Thr Lys Ser Asp Ile Ile Phe Phe
90           95           100
Gln Arg Ser Val Pro Gly His Asp Asn Lys Met Gln Phe Glu Ser Ser Ser
105          110          115
Tyr Glu Gly Tyr Phe Leu Ala Cys Glu Lys Glu Arg Asp Leu Phe Lys Leu
120          125          130          135
Ile Leu Lys Lys Glu Asp Glu Leu Gly Asp Arg Ser Ile Met Phe Thr Val
140          145          150
Gln Asn Glu Asp
155

```

【0069】配列番号:2

配列の長さ:471

配列の型:核酸

鎖の数:二本鎖

トポロジー:直鎖状

配列の種類:cdna to mRNA

起源

配列

```

TAC TTT GGC AAG CTT GAA TCT AAA TTA TCA GTC ATA AGA AAT TTG AAT   48
Tyr Phe Gly Lys Leu Glu Ser Lys Leu Ser Val Ile Arg Asn Leu Asn
1           5           10           15

```

ローナル抗体は、免疫担当細胞においてIFN- γ の産生を誘導するポリペプチドに特異的に反応する。したがって、この発明のモノクローナル抗体は、斯かるポリペプチドの精製及び検出に多種多様の用途を有することとなる。斯くも有用なこの発明のモノクローナル抗体は、ハイブリドーマを用いる製造方法により、所望量を容易に得ることができる。

【0067】この発明は、斯くも顕著な作用効果を発揮するものであり、斯界に貢献すること誠に多大な意義のある発明であると云える。

【0068】

【配列表】

配列番号:1

配列の長さ:157

配列の型:アミノ酸

トポロジー:直鎖状

配列の種類:ポリペプチド

40 生物名:ヒト

組織の種類:肝臓

配列の特徴

特徴を表わす記号:mat peptide

存在位置:1..471

特徴を決定した方法:S

17
 GAC CAA GTT CTC TTC ATT GAC CAA GGA AAT CGG CCT CTA TTT GAA GAT 96
 Asp Gln Val Leu Phe Ile Asp Gln Gly Asn Arg Pro Leu Phe Glu Asp
 20 25 30
 ATG ACT GAT TCT GAC TGT AGA GAT AAT GCA CCC CGG ACC ATA TTT ATT 144
 Met Thr Asp Ser Asp Cys Arg Asp Asn Ala Pro Arg Thr Ile Phe Ile
 35 40 45
 ATA AGT ATG TAT AAA GAT AGC CAG CCT AGA GGT ATG GCT GTA ACT ATC 192
 Ile Ser Met Tyr Lys Asp Ser Gln Pro Arg Gly Met Ala Val Thr Ile
 50 55 60
 TCT GTG AAG TGT GAG AAA ATT TCA AYT CTC TCC TGT GAG AAC AAA ATT 240
 Ser Val Lys Cys Glu Lys Ile Ser Xaa Leu Ser Cys Glu Asn Lys Ile
 65 70 75 80
 ATT TCC TTT AAG GAA ATG AAT CCT CCT GAT AAC ATC AAG GAT ACA AAA 288
 Ile Ser Phe Lys Glu Met Asn Pro Pro Asp Asn Ile Lys Asp Thr Lys
 85 90 95
 AGT GAC ATC ATA TTC TTT CAG AGA AGT GTC CCA GGA CAT GAT AAT AAG 336
 Ser Asp Ile Ile Phe Phe Gln Arg Ser Val Pro Gly His Asp Asn Lys
 100 105 110
 ATG CAA TTT GAA TCT TCA TCA TAC GAA GGA TAC TTT CTA GCT TGT GAA 384
 Met Gln Phe Glu Ser Ser Ser Tyr Glu Gly Tyr Phe Leu Ala Cys Glu
 115 120 125
 AAA GAG AGA GAC CTT TTT AAA CTC ATT TTG AAA AAA GAG GAT GAA TTG 432
 Lys Glu Arg Asp Leu Phe Lys Leu Ile Leu Lys Lys Glu Asp Glu Leu
 130 135 140
 GGG GAT AGA TCT ATA ATG TTC ACT GTT CAA AAC GAA GAC 471
 Gly Asp Arg Ser Ile Met Phe Thr Val Gln Asn Glu Asp
 145 150 155

【 0 0 7 0 】 配列番号 : 3

配列の長さ : 11

配列の型 : アミノ酸

トポロジー : 直鎖状

配列の種類 : ペプチド

フラグメント型 : N末端フラグメント

配列

Met Tyr Phe Gly Lys Leu Glu Ser Lys Leu Ser

1

5

10

【 0 0 7 1 】 配列番号 : 4

配列

Ile Ile Ser Phe Glu Glu Met Asp Pro Pro Glu Asn Ile Asp Asp Ile Gln

1

5

10

15

Ser Asp Leu Ile Phe Phe Gln Lys

20

25

【 0 0 7 2 】 配列番号 : 5

配列の長さ : 18

配列の型 : アミノ酸

配列

Gln Pro Val Phe Glu Asp Met Thr Asp Ile Asp Gln Ser Ala Ser Glu Pro

1

5

10

15

Gln

【 0 0 7 3 】 配列番号 : 6

50 配列の長さ : 471

配列の長さ : 25

配列の型 : アミノ酸

30 トポロジー : 直鎖状

配列の種類 : ペプチド

フラグメント型 : 中間部フラグメント

トポロジー : 直鎖状

配列の種類 : ペプチド

フラグメント型 : 中間部フラグメント

配列の型：核酸
鎖の数：二本鎖
トポロジー：直鎖状
配列の種類：cDNA to mRNA
配列の特徴
起源

生物名：マウス
組織の種類：肝臓
配列の特徴
配列を表わす記号：mat peptide
存在位置：1..471
特徴を決定した方法：S

配列

```

AAC TTT GGC CGA CTT CAC TGT ACA ACC GCA GTA ATA CGG AAT ATA AAT   48
Asn Phe Gly Arg Leu His Cys Thr Thr Ala Val Ile Arg Asn Ile Asn
1           5           10          15
GAC CAA GTT CTC TTC GTT GAC AAA AGA CAG CCT GTG TTC GAG GAT ATG   96
Asp Gln Val Leu Phe Val Asp Lys Arg Gln Pro Val Phe Glu Asp Met
          20          25          30
ACT GAT ATT GAT CAA AGT GCC AGT GAA CCC CAG ACC AGA CTG ATA ATA  144
Thr Asp Ile Asp Gln Ser Ala Ser Glu Pro Gln Thr Arg Leu Ile Ile
        35          40          45
TAC ATG TAC AAA GAC AGT GAA GTA AGA GGA CTG GCT GTG ACC CTC TCT  192
Tyr Met Tyr Lys Asp Ser Glu Val Arg Gly Leu Ala Val Thr Leu Ser
        50          55          60
GTG AAG GAT AGT AAA AYG TCT ACC CTC TCC TGT AAG AAC AAG ATC ATT  240
Val Lys Asp Ser Lys Xaa Ser Thr Leu Ser Cys Lys Asn Lys Ile Ile
        65          70          75          80
TCC TTT GAG GAA ATG GAT CCA CCT GAA AAT ATT GAT GAT ATA CAA AGT  288
Ser Phe Glu Glu Met Asp Pro Pro Glu Asn Ile Asp Asp Ile Gln Ser
          85          90          95
GAT CTC ATA TTC TTT CAG AAA CGT GTT CCA GGA CAC AAC AAG ATG GAG  336
Asp Leu Ile Phe Phe Gln Lys Arg Val Pro Gly His Asn Lys Met Glu
        100         105         110
TTT GAA TCT TCA CTG TAT GAA GGA CAC TTT CTT GCT TGC CAA AAG GAA  384
Phe Glu Ser Ser Leu Tyr Glu Gly His Phe Leu Ala Cys Gln Lys Glu
        115         120         125
GAT GAT GCT TTC AAA CTC ATT CTG AAA AAA AAG GAT GAA AAT GGG GAT  432
Asp Asp Ala Phe Lys Leu Ile Leu Lys Lys Lys Asp Glu Asn Gly Asp
        130         135         140
AAA TCT GTA ATG TTC ACT CTC ACT AAC TTA CAT CAA AGT           471
Lys Ser Val Met Phe Thr Leu Thr Asn Leu His Gln Ser
145          150          155

```

【図面の簡単な説明】

【図 1】組換え DNA pKGFHH2 の構造を示す図である。

【図 2】この発明によるモノクローナル抗体 H-1mAb と精製ポリペプチド及びヒトインターロイキン 12 との反応性を示すウェスタンブロッティング図である。

【符号の説明】

KGFHH2 cDNA ポリペプチドをコードす

る cDNA

P t a c

40 r r n B T 1 T 2

ンの転写終止領域

AmpR

ori

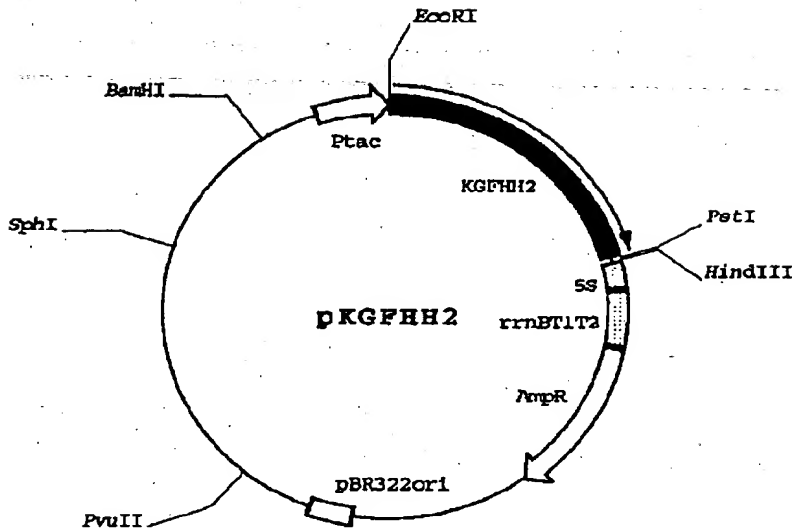
点

t a c プロモータ

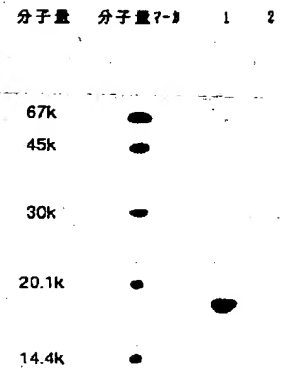
リボソーム RNA オペロ

アンピシリン耐性遺伝子
大腸菌における複製開始

【図1】



【図2】



【手続補正書】

【提出日】平成7年8月31日

【手続補正1】

【補正対象書類名】明細書

【補正対象項目名】請求項8

【補正方法】変更

【補正内容】

【請求項8】 培養物又は体液からモノクローナル抗体を塩析、透析、濾過、濃縮、遠心分離、分別沈澱、ゲル濾過クロマトグラフィー、イオン交換クロマトグラフィー、アフィニティークロマトグラフィー、ゲル電気泳動及び／又は等電点電気泳動により採取する請求項6又は7に記載のモノクローナル抗体の製造方法。

【手続補正2】

【補正対象書類名】明細書

【補正対象項目名】0006、

【補正方法】変更

【補正内容】

【0006】これら知見に基づき、ヒト肝細胞を引続き検索したところ、免疫担当細胞においてIFN- γ の産生を誘導するさらに別の新規物質をコードするDNAが得られた。この物質の本質はポリペプチドであり、DNAを解読したところ、配列表における配列番号1に示すアミノ酸配列を含んでなることが判明した。その後、このDNAを大腸菌に導入し、発現させたところ、培養物中にポリペプチドが好収量で産生した。以上の知見は、同じ特許出願人による特願平6-184162号明細書及び特願平6-304203号明細書に開示されている。

【手続補正3】

【補正対象書類名】明細書

【補正対象項目名】0030

【補正方法】変更

【補正内容】

【0030】この発明のモノクローナル抗体は、イムノアフィニティークロマトグラフィーによる当該ポリペプチドの精製にきわめて有用である。斯かる精製方法は、この発明のモノクローナル抗体を当該ポリペプチドと当該ポリペプチド以外の夾雑蛋白質を始めとする夾雑物質との混合物に接触させてモノクローナル抗体に当該ポリペプチドのみを吸着させる工程と、吸着したポリペプチドをモノクローナル抗体から脱着させる工程を含んでなり、両工程は、通常、水性媒体中で行なわれる。この発明のモノクローナル抗体は、通常、ゲル状の水不溶性担体に結合した状態で用いられ、その水不溶性担体を円筒管などにカラム状に充填し、これに、例えば、形質転換体の培養液又はそれらの部分精製品を通液すると、実質的に当該ポリペプチドのみが水不溶性担体上のモノクローナル抗体に吸着する。吸着したポリペプチドはモノクローナル抗体周囲の水素イオン濃度を変えることにより容易に脱着させることができ、例えば、IgGのクラスに属するモノクローナル抗体を用いる場合は酸性側のpH、通常、pH2乃至3で、一方、IgMのクラスに属するモノクローナル抗体を用いる場合はアルカリ側のpH、通常、pH10乃至11で脱着・溶出させる。

【手続補正4】

【補正対象書類名】明細書

【補正対象項目名】0037

【補正方法】変更

【補正内容】

【0037】そこで、常法にしたがって残りの組換えDNAを制限酵素EcoRI及びHindIIIで切断後、宝酒造製DNAライゲーションキット『DNAライゲーション・キット・バージョン2』を使用して、得られたEcoRI-HindIII DNA断片0.1 μ gと予め同じ制限酵素で切断しておいたファルマシア製プラスミドベクター『pKK223-3』10ngを16℃で30分間反応させて連結して複製可能な組換えDNA『pKGFHH2』を得た。コンピテントセル法により、この組換えDNA pKGFHH2で大腸菌Y1090株(ATCC37197)を形質転換し、得られた形質転換体『KGFHH2』を50 μ g/mlアンピシリンを含むL-ブロス培地(pH7.2)に接種し、37℃で18時間振盪培養した。培養物を遠心分離して形質転換体を採取し、その一部に通常のSDS-アルカリ法を適用して組換えDNA pKGFHH2を抽出した。ジデオキシ法により分析したところ、図1に示すように、組換えDNA pKGFHH2においては、配列表における配列番号2に示す塩基配列を含むKGFHH2 cDNAがTacプロモータの下流に連結されていた。

【手続補正5】

【補正対象書類名】明細書

【補正対象項目名】0046

【補正方法】変更

【補正内容】

【0046】

【実施例2 モノクローナル抗体H-1mAbの調製とウェスタンブロッティング分析】

【手続補正6】

【補正対象書類名】明細書

【補正対象項目名】符号の説明

【補正方法】変更

【補正内容】

【符号の説明】

KGFHH2 cDNA ポリペプチドをコードするcDNA

Ptac tacプロモータ

rrnBT1T2 リボソームRNAオペロン

の転写終止領域

AmpR アンピシリン耐性遺伝子

pBR322ori 大腸菌における複製開始点

【手続補正7】

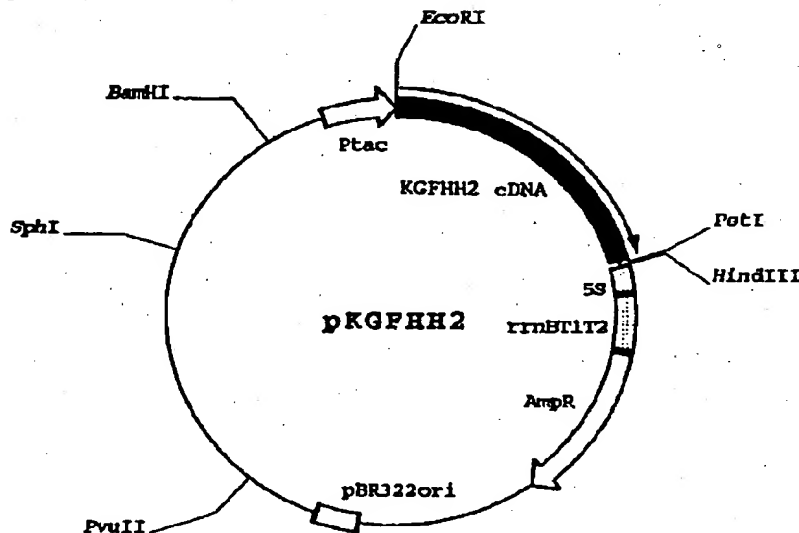
【補正対象書類名】図面

【補正対象項目名】図1

【補正方法】変更

【補正内容】

【図1】



フロントページの続き

(51) Int. Cl. 6

1/30

1/34

C12N 5/10

識別記号

庁内整理番号

F I

1/30

1/34

C12P 21/08

技術表示箇所

15/02	ZNA	G01N 33/53	D
C12P 21/08		33/577	B
G01N 33/53		A61K 39/395	U
33/577	9281-4B	C12N 5/00	B
// A61K 38/21	9162-4B	15/00	ZNA C
39/395		A61K 37/66	A
(C12P 21/08			
C12R 1:91)			